杨蜀秦, 彭康, 刘旭. 近红外高光谱成像技术检测成熟期酿酒葡萄果皮的花色苷含量[J]. 华南农业大学学报, 2018, 39(5): 110-117.

# 近红外高光谱成像技术检测成熟期 酿酒葡萄果皮的花色苷含量

杨蜀秦1,2,彭康1,刘旭3

(1 西北农林科技大学 机械与电子工程学院,陕西 杨凌 712100; 2 农业部农业物联网重点实验室,陕西 杨凌 712100; 3 西北农林科技大学 葡萄酒学院,陕西 杨凌 712100)

摘要:【目的】运用高光谱成像技术检测成熟期酿酒葡萄果皮的花色苷含量。【方法】利用 900~1 700 nm 近红外高光谱成像和多元回归模型对多品种酿酒葡萄成熟期不同阶段果皮花色苷含量进行预测建模。采集成熟期 4~5 个阶段的 6 个品种共 75 组酿酒葡萄样本的高光谱图像,运用不同预处理方法对光谱数据进行处理。基于主成分分析 (PCA) 和连续投影法 (SPA) 降维,将化学方法测量结果作为花色苷含量的参考值,采用支持向量回归 (SVR) 建立花色苷含量预测模型。【结果】SPA-SVR 模型性能优于其他模型,其预测决定系数  $(R_p^2)$  为 0.869 1,均方根误差 (RMSEp) 为 0.135 9。【结论】将近红外高光谱成像技术应用于多品种成熟期酿酒葡萄果皮的花色苷含量的快速无损检测具有良好的可行性。

关键词: 高光谱成像; 酿酒葡萄; 果皮; 花色苷; 连续投影法; 支持向量回归

中图分类号: S436.611; TP391.4 文献标志码: A 文章编号: 1001-411X(2018)05-0110-08

# Detection of anthocyanin contents in ripening winegrape skins by near-infrared hyperspectral imaging technology

YANG Shuqin<sup>1,2</sup>, PENG Kang<sup>1</sup>, LIU Xu<sup>3</sup>

(1 College of Mechanical and Electronic Engineering, Northwest A&F University, Yangling 712100, China; 2 Key Laboratory of Agricultural Internet of Things, Ministry of Agriculture, Yangling 712100, China; 3 College of Enology, Northwest A&F University, Yangling 712100, China)

**Abstract:** [Objective] To detect the anthocyanin contents of winegrape skins during ripening stages using hyperspectral imaging technology. [Method] The 900–1 700 nm near-infrared hyperspectral imaging technology and multiple regression methods were used to build prediction models for anthocyanin contents in skins of different winegrape varieties during ripening stage. Totally 75 groups of grape samples belonging to 6 varieties were collected at 4–5 phases of mature stage, and their hyperspectral images were scanned. The spectrum data were enhanced by different preprocessing methods. Dimensionality reduction was then performed by principal component analysis (PCA) and successive projections algorithm (SPA). The anthocyanin contents measured by chemical method were used as reference values, and the prediction models of anthocyanin contents were built using support vector regression (SVR) method. [Result] The SPA-SVR model had the best performance of prediction with the determination coefficient ( $R_p^2$ ) being 0.869 1 and the root mean square error of prediction (RMSEp) being 0.135 9. [Conclusion] It is feasible to use the hyperspectral imaging technology to realize non-destructive and fast detection of the anthocyanin contents in winegrape skins of different varieties during ripening.

收稿日期:2018-01-05 网络首发时间:2018-07-09 17:49:35

网络首发地址:http://kns.cnki.net/kcms/detail/44.1110.S.20180707.1635.012.html

作者简介: 杨蜀秦 (1978—), 女, 副教授, 博士, E-mail: yangshuqin1978@163.com

基金项目: 国家自然科学基金青年项目 (31501228); 陕西省自然科学基金 (2015JM3110)

**Key words:** hyperspectral imaging; winegrape; peel; anthocyanin; successive projections algorithm; support vector regression

花色苷是影响着葡萄酒呈色及口感等品质的重要酚类化合物之一[1],它主要存在于葡萄浆果表皮 3~4 层细胞的液泡内<sup>[2]</sup>。在葡萄果实的生长过程中,花色苷会在葡萄转色后开始迅速积累,并且含量在果实成熟时期达到最大,但在葡萄果实过成熟时,其含量会略微下降<sup>[3]</sup>,所以酿酒葡萄成熟期花色苷含量的检测对于确定葡萄的最佳采摘日期有着重要的影响。为了提高葡萄酒的品质,越来越多的酿酒商开始对花色苷含量进行监控检测。目前从葡萄中提取花色苷主要以化学方法居多<sup>[4-7]</sup>,但是,大部分化学方法都存在着试验成本高、操作繁琐、耗时费力、对样本破坏大、检测速度慢、不适用于大数量样本等缺陷,难以适应现代化的葡萄酒生产规模。因此,研究一种能快速、无损的检测花色苷含量的方法是十分必要的。

高光谱成像技术由于具有波段连续且众多、光谱分辨率高、"图谱合一"等优点<sup>[8]</sup>,已广泛地应用于农产品无损检测领域。目前,国内外研究人员运用该技术对各种水果和农作物的表面擦伤<sup>[9-11]</sup>、农药表面残留<sup>[12-14]</sup>和肉类表面菌落总数<sup>[15]</sup>、表面污染<sup>[16-17]</sup>等一系列外部品质进行了分析,除此之外,也对水果果实糖分含量<sup>[18-19]</sup>、猪肉 pH<sup>[20-21]</sup>、羊肉水分含量<sup>[22]</sup>等内部物质进行了检测。在影响葡萄品质的无损检测方面,González-Caballero等<sup>[23]</sup>利用高光谱成像技术对酿酒葡萄的成熟度进行了检测;刘旭等<sup>[24]</sup>以酿酒红葡萄品种'赤霞珠'作为研究对象,利用高光谱成像结合多元回归分析等方法预测花色苷含量。但此类模型在成熟期仅采集1次样本,且仅预测1个品种的花色苷含量,其适应性和推广性具有一定的局限性。

综上所述,高光谱成像技术在国内外无损检测方面具有广泛应用,但对于检测酿酒葡萄中花色苷含量的研究仍相对较少,目前仅限于对单一品种的酿酒葡萄果皮中花色苷的含量进行检测。本研究对多品种成熟期酿酒葡萄果皮的花色苷含量建立检测模型,以期提高模型的适应性和花色苷检测效率,对于确定酿酒葡萄的最佳采摘日期,从而生产出高质量的葡萄酒具有重要的意义。

# 1 材料与方法

#### 1.1 试验材料

研究对象为'赤霞珠'(Cabernet Sauvignon)、 '黑比诺'(Pinot Noir)、'媚丽'(Meili)、'马瑟兰' http://xuebao.scau.edu.cn (Marselan)、'西拉'(Shiraz)、'嘉年华'(Jianianhua) 6 个品种的酿酒红葡萄成熟期果实。

样本采集地点为陕西省杨凌区盛唐酒庄,于 2015年7月酿酒葡萄转色后1周开始至果实成熟 期间进行样本采集。由于水分、光照等外界环境的 影响,同品种不同植株、同植株不同部位间的葡萄 都存在差异。为使样本具有代表性,每组葡萄均采 用Z型采样法采摘自不同植株的不同部位。对不同 品种的植株以 7~10 d 为 1 个间隔, 各品种每次采 摘 200 颗, 随机选出其中的 120 颗葡萄, 在保证每 组间样本质量相似的前提下分为6组,每20颗酿 酒葡萄为1组,其中的3组作为研究样本,另3组 作为备份样本,3组研究样本随机选取2组作为训 练集,1组作为校验集。每品种共采集4次,其中 '嘉年华'品种采集了5次,故最终得到75组研 究样本,其中训练集50组,校验集25组。将所有样 本放于-20 ℃ 恒温存储, 待试验研究时再放置于室 温条件下解冻 30~60 min。

#### 1.2 试验试剂

十二烷基硫酸钠 (SDS)100 g; 三乙醇胺500 mL; 六水三氯化铁 100 g; 牛血清白蛋白 (BSA)10 g; 5.0 mol·L<sup>-1</sup> 的氢氧化钠溶液 150 mL;  $\varphi$  为 37% 的盐酸溶液 1 L; 冰醋酸 500 mL; 氯化钠500 g; 顺丁烯二酸 (马来酸); 儿茶素水合物; 丙酮溶液[V(丙酮): V(蒸馏水)=2:1]; 亚硫酸钾 100 g; 柠檬酸 2 mg; 酒石酸氢钾 5 g;  $\varphi$  为 96% 的乙醇溶液120 mL, 除儿茶素购买自 Sigma-Aldrich, 其他试剂均为分析纯, 购买自阿拉丁试剂有限公司。

#### 1.3 试验设备

分析天平, 漩涡震荡仪, 紫外分光光度计(Shimadzu UV-1700), 光谱分辨率为 3.3 nm 的近红外高光谱成像仪 (ImSpector N17E, Spectral Imaging Ltd., Finland), 320×256 像素的面阵 CCD 探测器(XEVA3616, XenICs Ltd., Belgium)。

硬件包括成像光谱仪、CCD 面阵探测器、镜头、暗箱、照明单元、电动位移台和计算机系统等部分。 采用线扫描方式并结合 Spectral SENS-V17E (Gilden Photonics Ltd., England) 软件来获取样本高 光谱图像。整个高光谱成像系统如图 1 所示,它能 采集 900~1 700 nm 范围内的光谱。在成像系统中, 相机物距为 200 mm,曝光时间为 10 ms,载物台移 动速度为 20 mm·s<sup>-1</sup>。

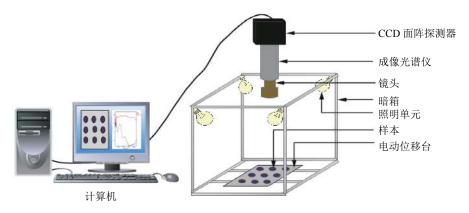


图 1 高光谱成像系统组成图

Fig. 1 The components of hyperspectral imaging system

#### 1.4 方法

1.4.1 果皮花色苷含量的化学测定 将葡萄样本 撕下果皮,置于装有 50 mg·L<sup>-1</sup> 焦亚硫酸钾和 0.1% (φ) 柠檬酸冰水溶液的小烧杯中。撕取完成后滤 出果皮,用镊子夹下附着的果肉,放入蒸馏水中冲洗多次,将果皮上附着的果肉完全剥离干净,将果皮表面的糖去掉;并用吸水纸吸干,放入干净的小样品袋中,分别称质量 (得到湿质量)。浸提时,每个样品的果皮分别加入 20 mL 丙酮溶液,避光振荡浸提 24 h,抽滤 (通风橱中进行),并于—20 ℃条件下贮藏。

测定时,用 800 mL 去离子水溶解 5 g 酒石酸氢钾,冷却至室温添加 120 mL  $\varphi$  为 96% 的乙醇溶液,用盐酸调节 pH 至 3.3,添加去离子水至 1 L 配制模式葡萄酒溶液。吸取 400  $\mu$ L 的模式葡萄酒到 1.5 或 2.0 mL 的离心管中,顺序添加 100  $\mu$ L 果汁样本与 1 mL 花色甘缓冲液。涡旋振荡,在室温下培养 5 min.用 1 mL 花青素缓冲液将分光光度计调 0,样本在520 nm 处读数。记录数据作为花色苷化学最终测定值。由于每组有 20 颗酿酒葡萄,故最终每组花色苷化学值取组内 20 颗葡萄的平均值。

1.4.2 酿酒葡萄样本高光谱图像的采集 利用高光谱成像系统采集图像时,先将每组样本放置于电动平移载物台上,并保证载物台上的定位孔对准相机,用4组点光源照射,同时在光学焦平面垂直的方向上安装近红外高光谱成像仪对样本进行扫描,以此获得一行图像像素在光谱区域上的信息,同时用软件控制载物台移动,使样本随之移动来获取所有图像行的光谱信息,最终得到该组样本的整个光谱图像,完成图像的采集。重复以上步骤,采集75组样本的高光谱图像。

1.4.3 酿酒葡萄高光谱图像的预处理 光谱信息 中一般含有部分无关信息和大量噪声,若直接用高 光谱图像建模不仅会产生较大误差而且效率也低,所以一般需要对数据进行预处理。数据预处理的方法众多,方法不同所产生的效果也不一样,合适的方法不仅能减弱甚至消除噪声、光畸变、光散射等对高光谱曲线造成的影响,提高最终模型的预测能力,同时还可以大幅提升模型稳定性。

采用多元散射校正 (Multiplicative scatter correction, MSC)、归一化处理、Zscore 处理、S-G滤波 (Savisky-golay filtering) 4 种预处理方法对样本平均光谱数据进行处理。MSC 是通过建立一条"理想光谱曲线"反映光谱变化与酿酒葡萄内部花色苷变化间的线性关系,它能消除光散射和基线漂移对光谱曲线的影响<sup>[25]</sup>;归一化处理可降低由于样本表面凹凸不平引起的光散射现象的影响;Zscore 方法是对初始光谱数据进行整体的放大和缩小,用数据减去原始数据的平均值,所得值再除以标准差;S-G滤波是一种在时域内运用局部多项式,结合最小二乘法得到最优拟合的滤波算法,该算法在对数据去噪时能保证原始数据的宽度、形状等特征不发生变化。后续分析基于这 4 种预处理方法进行。

1.4.4 酿酒葡萄光谱数据降维方法 预处理后要对酿酒葡萄平均光谱数据进行降维,压缩波段选出合适的特征波长,用特征波长最大限度还原初始数据,并保证不丢失光谱的关键信息,在除去冗余信息及多余噪声的同时减少数据处理量,提高后续建模的精度,实现快速检测。

采用连续投影法 (Successive projections algorithm, SPA) 和主成分分析法 (Principal componens analysis, PCA) 2 种方法对葡萄样本光谱进行降维。SPA 能从重叠的平均光谱数据中提取特征波段, 简化模型, 缩短校正时间 [26-27]。PCA 主要是围绕酿酒葡萄光谱数据的相关性进行分析, 把具

http://xuebao.scau.edu.cn

有相关性的变量用线性变化转换成彼此间相互独立的变量,从而突出最能表现样本属性的变量,以此降低维度,提取出感兴趣区域的主要信息。

1.4.5 花色苷含量预测建模方法 花色苷中主要含有氢氧基团,它对不同波段的近红外光谱会产生不同的吸收和反射作用。基于这个原理可以推断出采集到的高光谱数据与酿酒葡萄内部的花色苷存在着一定的联系。建立出性能优良的预测模型是利用高光谱图像进行无损检测的关键。为了找出近红外高光谱图像和花色苷含量的映射关系,本文采用支持向量机回归(Support vector regression, SVR)对光谱数据和花色苷化学测量值进行建模。SVR是一种针对有限样本的学习方法,具有学习速度快、结构简单、预测精度较高的特点,对解决非线性、高维度、小样本问题有很好的效果。SVR采用核函数实现非线性回归,通过非线性映射将复杂的数据映射至高维度特征空间,可以较好地避免过拟

合现象[28]。

### 2 结果与分析

#### 2.1 样本果皮花色苷含量分析

6个品种酿酒葡萄在成熟期不同阶段的果皮花色苷含量化学测量结果如表 1 所示,其中,除嘉年华采集了 5 个阶段外,其余 5 个品种均采集了 4 个阶段。由表 1 可以看出,在葡萄成熟过程中,不同品种的花色苷含量有明显区别,分布区间差异较大。各个阶段花色苷含量总体在不断上升, '嘉年华'在第 5 个阶段出现了略微下降,这与花色苷在酿酒葡萄成熟期的变化趋势总体相符。成熟期中'马瑟兰'的平均花色苷含量最高,'西拉'次之,'黑比诺'中花色苷含量最少,但其方差比其他品种小。6 个品种整体标准差较低,可用于建立模型预测果皮中的花色苷含量。

表 1 6 种酿酒葡萄成熟期果皮的花色苷含量统计表

Table 1 Statistics of anthocyanin content during ripening in winegrape skins of six varieties

 $\rho/(g \cdot L^{-1})$ 

转色期后不同成熟阶段	参数	赤霞珠	黑比诺	嘉年华	媚丽	马瑟兰	西拉
第1阶段	平均值	0.112 7	0.027 6	0.011 4	0.039 5	0.029 5	0.057 9
	标准差	0.005 2	0.003 4	0.001 5	0.009 2	0.016 5	0.006 0
第2阶段	平均值	0.211 6	0.269 0	0.080 1	0.175 0	0.336 4	0.357 0
	标准差	0.0198	0.033 1	0.014 9	0.012 2	0.055 0	0.007 3
第3阶段	平均值	0.342 2	0.266 9	0.527 8	0.350 3	0.879 4	0.974 8
	标准差	0.020 1	0.019 0	0.031 0	0.075 3	0.128 3	0.036 2
第4阶段	平均值	0.563 0	0.307 9	0.591 2	0.822 7	1.391 6	1.197 2
	标准差	0.016 7	0.022 0	0.065 5	0.079 5	0.060 8	0.036 9
第5阶段	平均值			0.528 9			
	标准差			0.053 5			
整个阶段	平均值	0.307 4	0.217 9	0.347 9	0.346 9	0.659 2	0.646 7
	标准差	0.169 3	0.113 2	0.252 0	0.301 1	0.526 6	0.459 4

训练集和校验集的花色苷化学值含量统计结果如表 2 所示,对比二者的最大值、最小值、平均值

和标准差可以发现基本一致,说明采集的样本分布均匀,分集结果具有较好的合理性和代表性。

表 2 训练集和校验集花色苷含量统计表

Table 2 Statistics of anthocyanin contents in the training set and the testing set

 $\rho/(g \cdot L^{-1})$ 

项目	样本组数	标准差	最大值	最小值	平均值
训练集	50	1.405 8	0.009 6	0.422 8	0.376 8
校验集	25	1.457 9	0.011 3	0.408 6	0.368 0

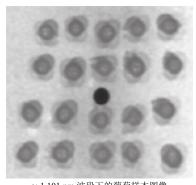
#### 2.2 光谱图像处理分析

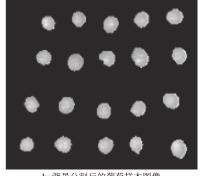
采集高光谱图像后,将图像导入 ENVI 4.7 (Research System Inc., USA) 软件中进行预处理。通常光谱曲线的两端处噪声较多,为提高模型精度,

http://xuebao.scau.edu.cn

选取 960~1 665 nm 区间的 208 个波段光谱数据用于后续处理。图 2a 所示是酿酒葡萄样本在 1011 nm下的原始高光谱图像。除此之外,选取酿酒葡萄高光谱曲线的波峰 (1057 nm) 和波谷 (1396 nm) 处的

光谱图像亮度值进行波段比运算,并对波段比图像 采用阈值法和形态学滤波生成掩膜,用于去除载样 台、定位孔等无关背景,提取葡萄样本区域的高光 谱数据。图 2b 是掩膜分割后提取的酿酒葡萄在 1 101 nm 波段下的图像。





a: 1 101 nm 波段下的葡萄样本图像

b: 背景分割后的葡萄样本图像

图 2 酿酒葡萄样本提取

Fig. 2 Sample extraction of winegrape

#### 2.3 多品种酿酒葡萄成熟期光谱分析

图 3 是 6 个不同品种的酿酒葡萄样本在 960~ 1 665 nm 波长范围内的平均光谱曲线,由曲线可以 直观地看出,'马瑟兰'的光谱反射值最高,'赤 霞珠'次之,'媚丽'最低。不同品种的光谱曲线 变化不大,6个品种的光谱反射曲线走势基本一致, 都是在 1 065和 1 275 nm 附近出现波峰: 在 1 190 和 1 450 nm 附近出现波谷。这是由于近红外波段 适用于测量含有氢氧基团的物质,花色苷中含的氢 氧基团对近红外光吸收率不同而造成的。

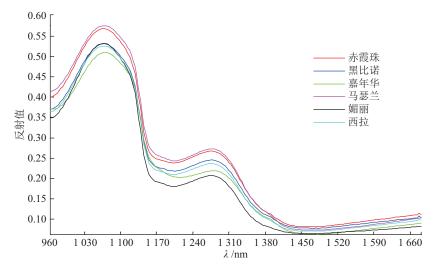


图 3 6 种酿酒葡萄的平均光谱曲线

Fig. 3 The mean spectral profiles of six different winegrape varieties

#### 2.4 光谱数据降维分析

分别对预处理后的数据利用 SPA 和 PCA 降 维。SPA 降维时,限制选择的特征波段数不超过 20个: 而用 PCA 降维时, 限制主成分的累计贡献率 在99.5%以上。为了避免过拟合,在训练集内部进 行10折交叉验证,通过对比交叉验证的均方根误 差 (Root mean square error, RMSE) 来确定最佳的特 征波段。

图 4 反映了 Zscore+SPA 的降维结果,由

图 4a 可知,该模型将原来的 208 个波段降为 8 个 特征波段,极大地减少了冗余信息,其 RMSE 为 0.209 69, 是所有 SPA 降维结果中最低的。由 图 4b 可以看出, 8 个特征波长分别在 960、1 063、 1 161、1 380、1 416、1 531、1 590、1 662 nm 处, 它们 大部分都处于光谱曲线的波峰和波谷位置,可以较 好地反映出曲线的走势。

图 5 是 01 归一化+PCA 的降维结果,由图 5 可 知,前4个主成分的累积贡献率已超过99.50%,达 http://xuebao.scau.edu.cn

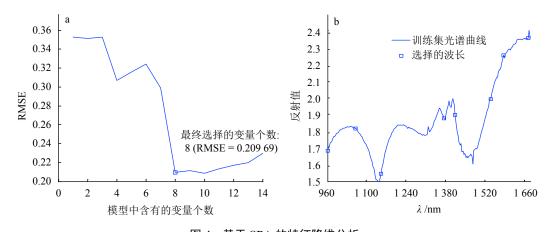
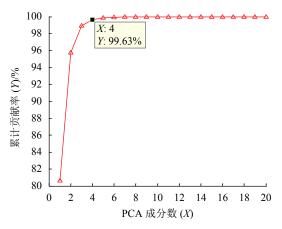


图 4 基于 SPA 的特征降维分析

The feature reduction analysis by SPA



PCA 累计贡献率 图 5

Fig. 5 The cumulative contribution rate of PCA

到 99.63%。其中第 1 主成分到第 4 主成分的贡献 率分别为80.63%、15.14%、3.15%和0.71%。

#### 2.5 酿酒葡萄样本花色苷含量建模分析

以选出的特征波长或主成分作为 SVR 的输入 变量,花色苷的化学值作为因变量,利用 libSVM 函

数库[21],建立对应的 PCA+SVR、SPA+SVR 预测模 型。SVM 类型设置为 epsilon-SVR, 核函数类型为 默认的径向基函数 (Radial basis function, RBF), 损 失函数取值为 0.01, 结合网格参数寻优确定最优的 c和 g值。

为比较各预测模型的优劣,获得最优模型,采 用训练集决定系数  $(R_c^2)$ 、均方根误差 RMSEc 和校 验集的决定系数  $(R_p^2)$ 、均方根误差 RMSEp 这 4 个 指标作为评价预测模型的依据,对各模型进行比 较。通常情况下, R<sup>2</sup> 越接近于 1, 说明拟合优度越 大,自变量X对因变量Y的解释度越高,集中在回 归线附近的观察点也越多; RMSE 越接近于 0, 说明 所得预测模型越好,预测精度越准确。

表 3 为各预测模型相关统计结果,由表 3 可 知,SVR模型整体预测能力较好,预测均方根误差 基本在 0.2 左右, 说明 SVR 较好地解决了光谱图像 和花色苷化学值间存在的复杂、非线性、高维度映 射关系等问题。从预处理方法看,原始数据虽然整

表 3 预测模型性能统计表

Table 3 Performance of different prediction models

			•				
预测模型	预处理	特征波长 数量	评价指标				
			$R_{\rm c}^2$	RMSEc	$R_{\rm p}^2$	RMSEp	
SPA+SVR	原始数据	14	0.862 0	0.141 6	0.779 6	0.176 3	
	Zscore	8	0.997 0	0.020 8	0.869 1	0.135 9	
	多元散射	4	0.656 3	0.223 2	0.6163	0.232 6	
	归一化	7	0.972 2	0.063 5	0.599 4	0.237 7	
	S-G滤波	11	0.847 8	0.148 6	0.769 9	0.180 1	
PCA+SVR	原始数据	4	0.987 4	0.042 7	0.817 6	0.160 4	
	Zscore	5	0.996 9	0.021 2	0.762 0	0.183 2	
	多元散射	5	0.957 7	0.078 3	0.851 7	0.144 6	
	归一化	4	0.998 5	0.014 7	0.853 8	0.143 6	
	S-G滤波	5	0.983 4	0.049 0	0.845 6	0.147 6	

体建立的模型识别准确率较高,但是它的特征波段 数较多,增加了数据处理的时间和信息的冗余,不 利于实现快速检测;从选取的特征波长个数和最终 模型的预测准确率看, Zscore 处理整体优于其他预 处理方法,同时,它也是 SPA+SVR 模型中的最优预 处理方法, PCA+SVR 模型采用归一化处理也得到 了良好的结果。从降维效果看,对于相同预处理方 法, SPA 降维后特征波长个数均多于 PCA 降维后 的主成分个数,也就是说,PCA 降维效果整体略优

于 SPA。从模型整体性能看, Zscore+SPA+SVR 模型 (图 6a)、归一化+PCA+SVR 模型 (图 6b)、多元 散射+PCA+SVR 模型、S-G 滤波+PCA+SVR 模型性 能整体较好,其中,以归一化+PCA+SVR 模型的降 维效果最好,极大地减少了数据处理量,简化了模 型,满足了快速检测的要求;而 Zscore+SPA+SVR 模型预测准确率最高,  $R_p^2$ 可达 0.869 1, RMSEp 为 0.135 9, 误差小, 且其特征波长数也只有 8 个, 故该 模型为全部模型中的最优模型。

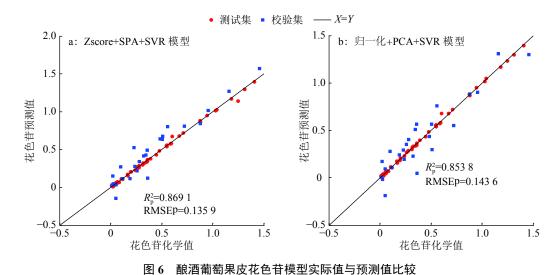


Fig. 6 Comparison of observed values and predicted values from different models precticting anthocyanin contents in winegrape skins

# 结论

为了快速检测多品种酿酒葡萄成熟期不同阶 段的花色苷含量,本文基于高光谱成像技术和多元 回归模型,研究建立酿酒葡萄成熟期的花色苷含量 预测模型。以6个红葡萄品种为研究对象,采集 900~1 700 nm 近红外高光谱图像,运用主成分分析 (PCA) 和连续投影法 (SPA) 对光谱数据降维, 选择 最优波段,以减少预测模型的复杂度。进一步结合 化学测量值和支持向量回归(SVR)的统计方法建 立并选取最优的花色苷含量检测模型。试验结果表 明,酿酒葡萄成熟期的高光谱图像与其花色苷含量 相关性强,采用基于 Zscore 预处理及连续投影法降 维的支持向量回归(Zscore+SPA+SVR)模型具有最 优的性能。本研究提出的方法为快速和高效地检测 多品种成熟期的酿酒葡萄果皮花色苷含量提供了 一种有效的途径。

#### 参考文献:

[1] PARPINELLO G P, VERSARI A, CHINNICI F, et al. Relationship among sensory descriptors, consumer pref-

- erence and color parameters of Italian Novello red wines[J]. Food Res Int, 2009, 42(10): 1389-1395.
- [2] NÚÑEZ V, MONAGAS M, GOMEZ-CORDOVÉS M C, et al. Vitis vinifera, L. cv. Graciano grapes characterized by its anthocyanin profile[J]. Postharvest Biol Tec, 2004, 31(1): 69-79.
- [3] ALCALDE-EON C, ESCRIBANO-BAILÓN M T, SAN-TOS-BUELGA C, et al. Changes in the detailed pigment composition of red wine during maturity and ageing: A comprehensive study[J]. Anal Chim Acta, 563(1/2): 238-254.
- [4] 段玮, 唐荣华, 田清青, 等. 欧洲越橘类保健食品中花色 苷含量测定方法的研究[J]. 中国食品卫生杂志, 2011, 23(4): 306-310.
- [5] 李颖畅, 孟宪军. 酶法提取蓝莓果中花色苷的研究[J]. 食品工业科技, 2008(4): 215-218.
- [6] 王继萍, 柏广新, 李劲然, 等. 溶剂萃取法提取蓝莓中花 色苷[J]. 分析化学, 2012, 40(12): 1952-1953.
- [7] NILE S H, KIM D H, KEUM Y S. Determination of anthocyanin content and antioxidant capacity of different grape varieties[J]. Ciênc Téc Vitiviníc, 2015, 30(2): 60-
- [8] 刘旭, 吴迪, 梁曼, 等. 基于高光谱的酿酒葡萄果皮花色 苷含量多元回归分析[J]. 农业机械学报, 2013, 44(12): http://xuebao.scau.edu.cn

- 180-186.
- [9] LU R. Detection of bruises on apples using near-infrared hyperspectral imaging[J]. Trans Asae, 2003, 46(2): 523-530.
- [10] 陈欣欣, 郭辰彤, 张初, 等. 高光谱成像技术的库尔勒梨早期损伤可视化检测研究[J]. 光谱学与光谱分析, 2017, 37(1): 150-155.
- [11] 周竹, 李小昱, 陶海龙, 等. 基于高光谱成像技术的马铃薯外部缺陷检测[J]. 农业工程学报, 2012, 28(21): 221-228.
- [12] 薛龙,黎静,刘木华.基于高光谱图像技术的水果表面 农药残留检测试验研究[J]. 光学学报, 2008, 28(12): 2277-2280.
- [13] 张令标,何建国,刘贵珊,等.基于可见/近红外高光谱成像技术的番茄表面农药残留无损检测[J].食品与机械,2014(1):82-85.
- [14] 赵曼彤, 李柏承, 周瑶, 等. 香梨表面低浓度农药残留高 光谱检测研究[J]. 光学技术, 2016, 42(5): 408-412.
- [15] 陶斐斐, 王伟, 李永玉, 等. 冷却猪肉表面菌落总数的快速无损检测方法研究[J]. 光谱学与光谱分析, 2010, 30(12): 3405-3409.
- [16] CHO B K, CHEN Y R, KIM M S. Multispectral detection of organic residues on poultry processing plant equipment based on hyperspectral reflectance imaging technique[J]. Comput Electron Agr, 2007, 57(2): 177-189.
- [17] 思振华, 何建国, 刘贵珊, 等. 基于高光谱图像技术羊肉表面污染无损检测[J]. 食品与机械, 2013(5): 75-79.
- [18] 单佳佳, 吴建虎, 陈菁菁, 等. 基于高光谱成像的苹果多品质参数同时检测[J]. 光谱学与光谱分析, 2010, 30(10): 2729-2733.

- [19] 马本学, 肖文东, 祁想想, 等. 基于漫反射高光谱成像技术的哈密瓜糖度无损检测研究[J]. 光谱学与光谱分析, 2012, 32(11): 3093-3097.
- [20] 张雷蕾, 李永玉, 彭彦昆, 等. 基于高光谱成像技术的猪肉新鲜度评价[J]. 农业工程学报, 2012, 28(7): 254-259.
- [21] QIAO J, WANG N, NGADI M O, et al. Prediction of drip-loss, pH, and color for pork using a hyperspectral imaging technique[J]. Meat Sci, 2007, 76(1): 1-8.
- [22] 王婉娇, 王松磊, 贺晓光, 等. 冷鲜羊肉冷藏时间和水分 含量的高光谱无损检测[J]. 食品科学, 2015, 36(16): 112-116.
- [23] GONZÁLEZ-CABALLERO V, SÁNCHEZ M T, FERNÁNDEZ-NOVALES J, et al. On-vine monitoring of grape ripening using near-infrared spectroscopy[J]. Food Anal Method, 2012, 5(6): 1377-1385.
- [24] 刘旭, 吴迪, 梁曼, 等. 基于高光谱的酿酒葡萄果皮花色 苷含量多元回归分析[J]. 农业机械学报, 2013, 44(12): 180-186.
- [25] 芦永军, 曲艳玲, 宋敏. 近红外相关光谱的多元散射校 正处理研究[J]. 光谱学与光谱分析, 2007, 27(5): 877-880.
- [26] 高洪智, 卢启鹏, 丁海泉, 等. 基于连续投影算法的土壤总氮近红外特征波长的选取[J]. 光谱学与光谱分析, 2009, 29(11): 2951-2954.
- [27] 刘思伽, 田有文, 张芳, 等. 采用二次连续投影法和BP人工神经网络的寒富苹果病害高光谱图像无损检测[J]. 食品科学, 2017, 38(8): 277-282.
- [28] 张学工. 关于统计学习理论与支持向量机[J]. 自动化学报, 2000, 26(1): 32-42.

【责任编辑 霍 欢】